

STABILIZED IGM REAGENT FOR IMMUNOASSAY

Publication number: JP9127114

Publication date: 1997-05-16

Inventor: YOSHIMURA TORU

Applicant: DAINABOT CO LTD

Classification:

- International: G01N33/63; G01N33/531; G01N33/576; G01N33/53;
G01N33/531; G01N33/576; (IPC1-7): G01N33/531;
G01N33/53; G01N33/576

- European:

Application number: JP19950306354 19951101

Priority number(s): JP19950306354 19951101

[Report a data error here](#)

Abstract of JP9127114

PROBLEM TO BE SOLVED: To provide an IgM reagent stable over a long term and useful as an immunoassay reagent. SOLUTION: Regarding an IgM reagent used in the immunoassay, IgM or IgM contained water solution stabilized with bovine serum albumin liquid is used as an IgM reagent. Regarding the method for measuring a singular IgM antibody for an object antibody in a specimen in an immunological way, using an anti-human IgM antibody reagent, in particular, a reagent at least made of IgM contained water solution stabilized with bovine serum albumin liquid is used to dilute the specimen, thereby providing a more accurate singular IgM antibody measurement method. Also, regarding a measurement system using a marked IgM antibody obtained by marking the IgM antibody with a marker, the marker, IgM antibody solution is stabilized at least by use of bovine serum albumin liquid, thereby providing a more stable method for measuring an antigen contained in a specimen.

Data supplied from the esp@cenet database - Worldwide

特開平9-127114

(43)公開日 平成9年(1997)5月16日

(51)Int.Cl. ⁵	識別記号	内部整理番号	P I	技術表示箇所
G 0 1 N 33/581		33/53	G 0 1 N 33/581	B
33/53		33/576	33/53	N
33/576			33/576	A

審査請求 未請求 請求項の数13 FD (全 11 頁)

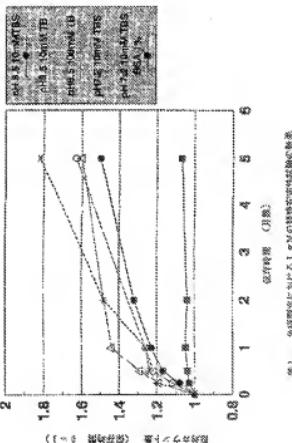
(21)出願番号	特願平7-306354	(71)出願人	000109015 ダイナボット株式会社 東京都港区六本木1-9-9 六本木ファ ーストビル
(22)出願日	平成7年(1995)11月1日	(72)発明者	吉村 勲 千葉県松戸市松台344番地 ダイナボット 株式会社総合研究所内
(74)代理人	弁理士 水野 昭宣		

(54)【発明の名称】 免疫学的測定用安定化IgM試薬

(57)【要約】 (修正有)

【課題】 長い期間安定であり、免疫測定試薬として有用な1gM試薬を得る。

【解決手段】 免疫学的測定法において使用するためのIgM試薬において、牛血清アルブミン液で安定化されたIgMまたはIgM含有水溶液を該IgM試薬として用いる。特に、既にトIgM抗体試薬を使用して被検試料中の対象抗原に対する特異的IgM抗体を免疫学的に測定する方法において、少なくとも牛血清アルブミン液で安定化されたIgM含有水溶液からなる試薬により、被検試料を希釈することによって、より正確な特異的IgM抗体測定方法が提供できる。さらに、IgM抗体を標識剤で標識して得られた標識IgM抗体を用いた抗原の測定系において、標識IgM抗体溶液を少なくとも牛血清アルブミン液で安定化することにより、より安定な被検試料中の抗原の測定方法を提供できる。



【特許請求の範囲】

【請求項 1】 免疫学的測定法において使用するための Ig M 試薬において、牛血清アルブミン液で安定化された Ig M または Ig M 含有水溶液であることを特徴とする免疫学的測定用 Ig M 試薬。

【請求項 2】 安定化された Ig M または Ig M 含有水溶液中に存在する牛血清アルブミンの量が約 0.5% ~ 約 1.0% 重量/容量 (w/v) の量である請求項 1 記載の免疫学的測定用 Ig M 試薬。

【請求項 3】 安定化された Ig M または Ig M 含有水溶液中に存在する牛血清アルブミンの量が約 0.75% ~ 約 0.2% 重量/容量 (w/v) の量である請求項 1 記載の免疫学的測定用 Ig M 試薬。

【請求項 4】 Ig M 試薬が標識剤で標識化されている標識 Ig M または標識 Ig M 含有水溶液であることを特徴とする請求項 1 ~ 3 のいずれか一記載の免疫学的測定用 Ig M 試薬。

【請求項 5】 標識が、放射性同位体、酵素、発光性物質、螢光性物質、及びビオチンから成る群から選ばれたものであることを特徴とする請求項 4 記載の免疫学的測定用 Ig M 試薬。

【請求項 6】 標識化されている Ig M 試薬がサンドイッチ・アッセイ法による抗原測定系に使用するものであることを特徴とする請求項 4 又は 5 記載の免疫学的測定用 Ig M 試薬。

【請求項 7】 抗ヒト Ig M 抗体試薬を使用して被検試料中の対象抗原に対する特異的 Ig M 抗体を免疫学的に検定する方法において、少なくとも牛血清アルブミン液で安定化されたヒト Ig M またはヒト Ig M 含有水溶液からなる試薬により、被検試料を希釈することを特徴とする特異的 Ig M 抗体検定方法。

【請求項 8】 特異的 Ig M 抗体が HAV に対する Ig M 抗体又は HBc に対する Ig M 抗体である請求項 7 記載の特異的 Ig M 抗体の検定法。

【請求項 9】 (1) 測定対象試料を必要に応じ緩衝剤、希釈液又は希釈剤の水溶液で希釈し、つぎに少なくとも牛血清アルブミン液で安定化された Ig M または Ig M 含有水溶液からなる試薬により試料を希釈した後、試料中の測定対象特異的 Ig M 抗体を、抗ヒト Ig M 抗体結合固相担体と反応させて試料中の Ig M 抗体を固相抗ヒト Ig M 抗体と免疫学的に反応させ、

(2) (a) 徹られた反応生成物に特定の抗原試薬を免疫学的に反応させ、さらに抗原試薬に対する抗体を標識剤で標識した標識抗体を免疫学的に反応させることを特徴とする請求項 4 又は 5 記載の特異的 Ig M 抗体の検定法。

【請求項 10】 対象抗原を含有する被検試料に第 1 の抗体と第 2 の抗体を標識させることにより前記対象抗原と前記第 1 の抗体と前記第 2 の抗体とからなる複合体を

形成させる工程を含む免疫学的測定方法において、前記第 1 の抗体と前記第 2 の抗体のいずれか一方として、標識剤で標識化された Ig M 試薬を用い、該方法において少なくとも牛血清アルブミン液で該標識 Ig M 試薬を安定化することを特徴とする方法。

【請求項 11】 前記被検試料を、当該被検試料中の対象抗原に対する固相担体に結合されている第 1 抗体 (固相化抗体) 及び標識されている第 2 抗体 (標識抗体) とに接触させ、当該第 1 抗体と当該抗原と当該第 2 抗体との複合体を形成させ、当該複合体における標識抗体又は未反応標識抗体のいずれかを測定することを特徴とする請求項 10 記載の方法。

【請求項 12】 (1) (a) 対象抗原を含有する被検試料に固相担体に結合されている第 1 抗体を接触させることにより前記対象抗原を前記第 1 の固相化抗体に結合させ、必要に応じ固相を洗浄処理した後少なくとも牛血清アルブミン液で安定化されている標識 Ig M である第 2 抗体を接触させることにより免疫複合体を形成させ、あるいは (b) 対象抗原を含有する被検試料に標識され且つ安定化された Ig M である第 2 抗体を接触させることにより前記対象抗原を前記第 2 の標識抗体に結合させ、次に固相担体に結合されている第 1 抗体を接触させることにより免疫複合体を形成させ、(i) 必要に応じ固相を洗浄処理して、当該複合体における標識抗体又は未反応標識抗体のいずれかを測定することを特徴とする請求項 10 又は 11 記載の方法。

【請求項 13】 測定対象試料が、全血、血清、または血漿である請求項 7 ~ 12 のいずれか一記載の方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】 本発明は、免疫学的測定試薬として有用な安定化 Ig M 試薬を提供する。特に、Ig M または Ig M 含有水溶液を牛血清アルブミン液で安定化すると、その安定化 Ig M または Ig M 含有水溶液は抗ヒト Ig M 抗体試薬を使用して被検試料中の対象抗原に対する特異的 Ig M 抗体、例えば A 型肝炎ウイルス (Hepatitis A virus: HAV) 感染の診断などにおける免疫学的に測定する方法において、試薬として有用である。またいわゆるサンドイッチ・アッセイ法による抗原測定系において、標識剤で標識化された Ig M 試薬を用いる場合、牛血清アルブミン液で該標識化された Ig M 試薬を安定化した免疫学的測定方法にも関する。

【0002】

【従来技術及び解決すべき課題】 免疫学的測定法は、人の臨床における検査や病気の診断に広く利用される他、動物についてもその臨床検査や病気の診断、さらにはその他の広い範囲の測定対象物の分析、測定、定量、検出などの分野において応用されている。この免疫学的測定法は、抗原とその抗体に対する抗体との間の抗原抗体反

応を利用するものである。免疫グロブリン、すなわち抗体は、IgM、IgG、IgA、IgD及びIgEといったアイソタイプクラスに分類できることが知られており、そのうちIgGはさらにIgG₁、IgG₂及びIgG₃、といったサブクラスに分類される。免疫グロブリンのうちIgMは最も大きな分子量を有し、約900,000というIgGに比して、5倍以上の大きさで、一般的にはIgGのペンタマーに相当すると考えられている。つまりIgMは一般的に10個の重鎖と10個の軽鎖と1本のJ鎖からなり、抗体結合部が10個で、さらにグルコサミンオリゴ糖の結合した糖タンパク質である。IgMは免疫応答において最も初期に生成されてくる抗体と考えられている。ペンタマーであるIgMは、抗原と結合したときIgGクラス抗体よりも効率よく動物の細胞表面を刺激することから、赤血球凝集反応、溶血反応、溶菌反応、中和反応、抗原との凝集反応などを起こすことが知られている。

【0003】このIgMは、多糖類に対する特異性が高いことから、最近では糖尿病抗原糖鎖に特異的な抗体として、臨床的に利用することが試みられている。こうしたIgMは、例えば酵素標識し、酵素免疫測定法に応用しようとすると糖鎖IgM抗体が非常に大きな重合体となり、測定時の非特異的吸着などが高くなり、測定の再現性に問題があったり、感度も低下することが知られている。一方上記したようにIgMは非常に低濃度でも細胞抗原やウイルス抗原などと反応するというようなその大きな抗体価を利用して、免疫測定試験として利用することが試されている。特に急性期において生体内の免疫反応により生じる特異的IgM抗体を測定することは、例えば、ウイルス感染、病原菌感染などの初期感染の診断に用いられて有用であることから注目されている。このIgM測定を利用する免疫学的測定法の代表的なものとしては、IgM抗体捕獲測定法が挙げられ、例えば、A型肝炎ウイルス(Hepatitis A virus: HAV)感染の診断、B型肝炎ウイルスコア抗原(Hepatitis B virus core antigen: HBc)、風疹、麻疹、ムンプスなどの診断などに利用されている。

【0004】このIgM測定を利用する免疫学的測定法においては、通常抗IgM抗体試験を使用して被検試料中の対象抗原に対する特異的IgM抗体を免疫学的に測定することができるが、この時被検試料を少なくともIgMまたはIgM含有水溶液により希釈することにより、被検試料の必要な測定範囲を簡単に設定でき、より早い時期で特異的IgM、例えば、HAV関連抗体を検出したり、前希釈の希釈倍率を低減せしめてより広範囲の測定を可能にする自動化された測定系に適した測定方法が見出されている。しかしながら、試験としてIgM抗体を用いる場合、そのIgMが不安定であるという問題があった。また、IgMは多価抗体であ

ることから、非常に低濃度でも細胞やウイルスといった抗原や赤血球と反応し、凝集を起こす働きがあることが観察されている。さらに、IgMはIgGなどと比較して巨大な分子であるためか、凝集する傾向があり、一般に精製された形態で安定化することは比較的困難とされている。

【0005】特にIgM自身を試薬として用い、例えば液体試料の希釈を行ふと、IgMは希薄溶液で不安定で、希薄溶液として使用しようとすると極めて容易に凝集して、測定に影響を与えるという問題があった。このようにIgMは一般的に非常に不安定で、様々な物理的あるいは化学的ストレスによって容易に凝集沈殿してしまう。試薬として使用するには問題であった。こうした不安定なIgMは、濃縮溶液あるいは乾燥粉末として保存し、使用直前に希釈せざるを得ないが、これでは測定の毎度に特定濃度のIgM希釈液を調整する必要があるなど、さらには長期保存の保存が困難などの問題があつた。

【0006】

【課題を解決するための手段】本発明者は、上記したような問題のない、そしてたとえ希釈溶液としても長い期間安定であり、免疫測定試験として有用な、特にIgM関連抗体を検出したりする場合被検試料の必要な測定範囲を簡単に設定できかつ特異的なIgM抗体を検出する時前希釈の希釈倍率を低減せしめてより広範囲の測定を可能にする自動化された測定系に有用なIgM試験を得るべく、観察研究を行つた結果、簡単な方法によりそれらの問題を解決しうることを見出し、本発明を完成した。

【0007】本発明は、免疫学的測定法において使用するためのIgM試験において、安定剤として牛血清アルブミン液を配合することにより、安定化されたIgMまたはIgM含有水溶液が得られ、この安定化IgMまたはIgM含有水溶液を該IgM試験として用いることを特徴とする免疫学的測定用IgM試験を提供するものである。またより具体的な態様では、本発明は既ヒトIgM抗体試験を使用して、被検試料中の対象抗原に対する特異的IgM抗体を免疫学的に測定する方法において、少なくとも牛血清アルブミン液で安定化されたIgMまたはIgM含有水溶液からなる試薬により被検試料を希釈することを特徴とする特異的IgM抗体測定方法を提供するものである。

【0008】本発明は、さらに被検試料中の抗原を免疫学的に測定する方法において、そこで使用する標識物質で標識化して得られた標識IgM抗体試験を牛血清アルブミン液でもって安定化することを特徴とする免疫学的測定方法及びそれに用いる試薬を提供する。より具体的な態様では、対象抗原を含有する被検試料に第1の抗体と第2の抗体を接触させることにより前記対象抗原と前記第1の抗体と前記第2の抗体とからなる複合体を形成さ

せる工程を含む免疫学的測定方法において、前記第1の抗体と前記第2の抗体のいずれか一方が、IgMまたはIgM含有水溶液であるかいつて当該IgMが標識剤で標識化されたもので、該測定系において該IgMは牛血清アルブミン液でもって安定化されていることを特徴とする方法が提供される。例えば、サンドイッチ・アッセイ法による抗原測定系では、標識剤で標識化して得られた標識IgM抗体試薬は牛血清アルブミン液を測定系に添加することにより安定化されうるし、あるいは牛血清アルブミン液でてて安定化されている試薬として該標識IgM抗体試薬を該測定系で用いることができる。

【0009】

【発明の実施の態様】IgMを含む試薬溶液としては、特に限定されないが、動物の血清、例えばヒト血清、ハイブリドーマを修飾した動物の腹水液、ハイブリドーマ及びリソバ球の培養液、遺伝子工学的にIgM抗体を分泌せしめられた培養液、あるいは精製されたIgMなどが挙げられる。またIgMの由来としては特に限定されないが、例えばヒト、マウス、ラット、ウサギ、ヤギ、ヒツジ、ウマ、ウシなどの動物が挙げられ、抗体清、ガリクローナル抗体、モノクローナル抗体、それらの混合物などを用いることが出来る。

【0010】こうしたIgMを安定化するための試薬としては、牛血清アルブミン(BSA)液が挙げられる。BSAは、IgM溶液中の量が約0.001～約2.5%重量/容量(w/v)の量で添加することができ、好ましくは約0.01～約2.0%重量/容量(w/v)の量、より好ましくは約0.05～約1.0%重量/容量(w/v)の量、さらに好ましくは約0.2～約5.0%重量/容量(w/v)の量、特に好ましくは約0.5～約3.0%重量/容量(w/v)の量となるように添加することができるが、実質的に使用に十分な安定性が確保できかつて測定に影響を与えない範囲で任意に選ぶことができる。またBSAは、IgM溶液中の量が約0.7～約2.5%重量/容量(w/v)の量となるように添加することができる。こうして安定化されているIgMは、さらに必要に応じ標識を施すこともできる。例えば放射性ヨウ素などの放射性同位体などで標識することもでき、ペルオキシダーゼ、アルカリフィオスマーカーゼ、ガラクトシダーゼなどの酵素、アクリジニウム塗、フルオレッセインなどの発光あるいは螢光標識など、さらにビオチンなどで標識することもできる。こうして安定化されたIgMは、さらに通常の免疫学的測定法に用いることができる。免疫学的測定法としては、使用する標識、測定手法などによって種々の方法が知られ、例えば放射免疫測定法、酵素免疫測定法、蛍光免疫測定法、化学発光免疫測定法、凝集免疫測定法、サンドイッチ法、競合法などが挙げられる。

【0011】より具体的な態様においては、本発明は、試料を一旦緩衝剤、希釈液又は希釈剤などの水溶液で幾

分か希釈し、つぎに試料を少なくとも牛血清アルブミン液で安定化されたIgMまたはIgM含有水溶液により希釈した後、試料中の抗ウイルス特異的IgM抗体などの特定の抗原に特異性をもつIgM抗体を、抗ヒトIgM抗体で被覆した漏相抗体などと反応させて試料中のIgM抗体を漏相抗ヒトIgM抗体と免疫学的に反応させ、(a)つぎにウイルスなどの特定の抗原試薬を免疫学的に反応させ、得られた反応生成物に化学発光標識抗ウイルス抗体などの標識抗体を免疫学的に反応させるとか、または(b)ウイルスなどの特定の抗原試薬を標識剤で標識した標識抗原を免疫学的に反応させることを特徴とする特異的IgM抗体の測定法及び該測定法に用いる試薬が提供される。また別的具体的な態様においては、本発明は、対象抗原を含有する被検試料に第1の抗体と第2の抗体を接触させることにより前記対象抗原と前記第1の抗体と前記第2の抗体とからなる複合体を形成させる工程を含む免疫学的測定法において、前記第1の抗体と前記第2の抗体のいずれか一方として、標識剤で標識化されたIgM抗体を用い、該方法において少なくとも牛血清アルブミン液で該標識IgM抗体を安定化することを特徴とする方法を提供するものである。

【0012】より好ましくは該方法は、前記被検試料を当該被検試料中の対象抗原に対する漏相抗体に結合している第1抗体(固相化抗体)及び標識されている第2抗体(標識IgM抗体)とに接触させ、当該固相化第1抗体と当該抗原と当該標識IgM第2抗体との複合体を形成させ、当該複合体を未反応標識抗体から分離した後、当該複合体における標識抗体又は未反応標識抗体のいずれかを測定する測定系において、標識IgM抗体試薬を牛血清アルブミン液をその測定系に共存させることにより安定化せしめることを特徴とするものである。被検試料中の対象抗原と各抗体との接触は、同時に当該固相化第1抗体と当該標識IgM第2抗体とを該被検試料中の対象抗原に接触させるものであってもよいし、あるいは先ず該被検試料中の対象抗原と固相化第1抗体とを接触させ、必要に応じ、洗浄処理を加えた後、当該標識IgM第2抗体を接触させるものであってもよいし、さらには先ず該被検試料中の対象抗原と標識IgM第2抗体とを接触させ、次に当該固相化第1抗体を接触させるものであってもよい。典型的にはサンドイッチ法として広く知られた種々の手法を適用することができる。例えば、サンドイッチ・アッセイ法による抗原測定系では、好ましくは標識IgM抗体は牛血清アルブミン液を測定系に添加することにより安定化されうるし、あるいは牛血清アルブミン液でもって安定化されている標識IgM抗体試薬として該測定系で用いることができる。

【0013】特に好ましい測定系の例としては、HAV感染の急性期に生ずる、IgM型の抗HAV抗体を測定することによりA型肝炎の感染を診断する方法が挙げられる。このIgM型の抗HAV抗体を特異的に測定する

系では、 μ -鎖特異性的抗ヒト Ig M抗体で被覆した固相、例えは江口記に示すような酵母担体を、測定試料と反応させ、次にHAv抗原試薬と反応させ、最後に標識抗HAv抗体と反応させると、次に順次反応させることにより行われる。A型肝炎ウイルス(HAv)は、1973年フェインストン(Feinstone)等によりA型肝炎急性感染者の便材料のうちに発見され、1977年には実験感染デンパンジー肝組織における発現の報告がされており、1979年には初代マモセット肝細胞及びアカガルバウル肝細胞での増殖が報告されて以来、HAvを培養細胞系では初代及び株化アフリカミドリザル腎細胞、ヒト胚乳細胞などにおいて増殖せしめることが報告されている。

【0014】ところで、現在日本では、A型肝炎ウイルス感染の発生は減少しているものの、若年層を中心としてHAv抗体陽性者が増加するのに対して、一方では高年齢者にはその陽性者が多く分布するという状況から、そのHAv感染を防ぐ意味でも、正確かつ迅速なHAv感染の有無を検出することが求められている。HAvは糞便などによる糞口感染をその主な伝播経路とするため、環境衛生の不備な地域での感染の危険は大きく、最近では海外渡航の機会も増加し、こうしてHAv感染の検査が、近親者間、従業員者間などの感染を防ぐ意味でも重要視されている。

【0015】この急性期のHAv感染の検出のために、HAv感染に伴って生体内の強い免疫反応により患者の血液中に出現する抗HAv抗体、特にHAvに特異的なIgM抗体を検出を行われており、この抗HAv(IgM)抗体と免疫学的に反応性を有するHAv抗原を試料として用いる次のようなIgM抗体捕獲法が開発されている。代表的なIgM抗体捕獲測定法にしたがう急性A型肝炎の感染診断法は、IgM抗体の μ -鎖に特異性をもつ抗ヒトIgM抗体を使用し、その抗ヒトIgM抗体(μ -鎖特異抗体)で被覆した固相、例えは江口記に示すような酵母担体を、測定試料と反応させ、次にHAv抗原試薬と反応させ、最後に標識抗HAv抗体と反応させると、次に順次反応させることにより行われている。

【0016】ところが、このような急性期においては血液、血清、血漿などの被検試料中の抗HAv(IgM)抗体などの測定すべき特異的なIgM及び総IgMの濃度は極めて低く、一般的には、血漿中の総IgM量は通常約0.4~2mg/ml程度であることが知られているが、上記した第一反応での抗ヒトIgM抗体で被覆した固相の抗体量が充分でない場合が起こるので、被検試料を前希釈、例えは、高倍率の前希釈を行なうことが必要であるという問題がある。従来は、緩衝水溶液、生理食塩水溶液などで被検試料を前希釈していた。こうすると測定IgM抗体の量を減ずることになるが、総IgM抗体量に対する特異的なIgM量の比率を減ずることはできな

い。そのため、必要な測定範囲を得ることが困難であるという問題がある。また自動化された測定系においては、希釈液量が制限されるという問題があり、測定範囲が限定されてしまうという問題があった。これを解決する手段として、例えは試料をヒトIgM含有フラクション、精製ヒトIgMなどの水溶液を添加して、試料中のIgM量に影響されること無く、目的の抗原に特異的なIgM抗体を測定できるようにする。

【0017】被検試料をIgM含有溶液で希釈する場合、前もって生理食塩水などで被検試料を希釈してはよい。さらにヒトIgM溶液の添加により、より広範囲の測定を達成することもできるし、測定試料調製の手間、例えは試料濃度の調製などの測定範囲設定が簡易に行なうことができるようになり、自動化免疫測定系における適用が容易になる。しかし、IgM溶液は不安定なため試薬としてより安定なIgM溶液が好ましい。本発明では、牛血清アルブミン液で安定化されたヒトIgM含有フラクション、牛血清アルブミン液で安定化された精製ヒトIgMなどの水溶液を添加しても同様な利点が得られる事を認識してなされている。こうして上記したように特異的なIgM、例えは、HAv関連抗体を検出した後、前希釈の希釈倍率を低減せしめてより広範囲の測定を可能にし、例えは、A型肝炎疾患などの高濃度領域における確実な測定法が可能になる。

【0018】本発明に従ったIgM型の抗HAv抗体を特異的に測定する系で用いられるHAv抗原試薬は、イン・ビトロの細胞培養法で得られたウイルス抗原を用いている。それは感染細胞を溶離化して得られた細胞ライゼートから分離されたHAv抽出物あるいはそれから誘導されたものが挙げられる。そのHAv抽出物は、例えはアフリカミドリザル腎培養細胞、ヒト肝臍腫瘍セルラーアインPLC/PRF/5、Hep. G2などのHAv感染細胞であって培養しうるもので、さらに好ましくは大量にHAvを産生しうるセルライズ細胞を、公知の生育培地、例えはイーグル最小必須培地(Eagle's MEM)、ダブルベック最小必須培地(Dulbecco's MEM)、PRM1-1640(Gibco社)、Eagle's MEM)、N-2(ヒドロキシエチル)ビペラジン-N'-(2-エタノルホルン酸)(HEPES)緩衝液添加イーグルMEM、リン酸緩衝液L-15-5-a培地、ハンクス液(Hanks' balanced salt solution)などの生育培地で、必要に応じウシ胎児血清(FCS)、ヘニシリン、ストレプトマイシンなどの抗生物質、酵母抽出液、バクタベプチド、ラクトアルブミン加水分解物、その他細胞成長因子などを添加したものの中で培養し、次にこうして得られた細胞培養物から次のようにして得られる。

【0019】つまり、上記のようにして得られた細胞培養物から栄養培地を除去し、ついで細胞を生理的食塩

水、磷酸塩などで緩衝化された溶液などで、必要に応じ EDTAなどのキレート化剤を添加したもので洗浄する。こうして単離・収穫された細胞を、代表的には EDTAなどのキレート化剤及びポリオキシエチレンエーテル（代表的なものは、0、5%のTriton X-100などの商品名で入手しろ）などの非イオン界面活性剤を含む磷酸塩緩衝化溶液、あるいはデオキシコール酸塩を含む磷酸塩などで緩衝化された溶液でもって溶脂処理し、こうして得られた細胞ライゼットを、必要に応じ、例えば約1.0～1.5分間インキュベーション処理し、つぎに遠心処理、例えば約1,000～20,000×g、好ましくは約2,000～10,000×gで、約5～60分間、好ましくは約10～30分間遠心処理し、HAV抽出物を得ることができる。このように、細胞ライゼットからその細胞物質、細胞オルガネラ、破碎物などを遠心分離処理して除き、HAV抽出物が得られている。HAV抽出物は、例えば米国特許明細書第4,721,675号に記載のようにも得られる。HAV抽出物は、必要に応じ、例えばクロロホルム抽出法、酵素処理法、超速濃度勾配遠心分離法などでさらに精製することもできる。

【0020】こうして得られたHAV抽出物は、つぎに公知の方法又はそれを修飾した方法によりその感染性を不活性化するための処理がなされる。不活性化処理は、例えばホルマリン液で処理する、例えば約37℃で約2.5～4.5%ホルマリン液の約1:3000～1:7000希釈下、例えば、1:4000希釈下にインキュベーション処理することにより行うことができるが、その最適な方法を公知のものの中から選んで適用することができる。この処理は、例えば、2週間行うこともでき、さらにはそれより短い時間あるいは長い時間でもよい。この処理の際の処理液においては、必要に応じ、緩衝剤、希釈液又は希釈剤、キレート化剤、保存剤などを添加して用いることもできる。

【0021】緩衝剤、希釈液又は希釈剤としては、水、リン酸緩衝液、トリス（ドロキシメチル）アミノメタントリ（Tris）緩衝液、生理食塩水などの塩化ナトリウム液、N-（2-ドロキシエチル）ビペラジン-N'-（2-エクタヌルホン酸）（HEPES）液、ビペラジン-N、N'-ビス（2-エクタヌルホン酸）（PIPES）液、3-（シアノヘキシルアミノ）-1-ブロベンズルホン酸（CAPS）液、3-（モルホリノ）ブロベンズルホン酸（MOPS）液、アミノ酸液などが挙げられる。これらは単独でも、任意に組合せて配合しても用いることができる。キレート化剤としては、エチレンジアミンテトラ酢酸（EDTA）、エチレングリコール-β-アミノエチルエーテル-N、N、N'、N'-テトラ酢酸（EGTA）などが挙げられ

る。

【0022】本発明によれば、こうして得られた感染性が不活性化されたHAV抽出物は、それをそのままHAV抗原として用いることもできるし、さらにそれをつぎに界面活性剤で処理し得られたものも用いることができる、こうした界面活性剤処理HAV抽出物は好ましいものを公知又は市販のもののうちから選んで用いることができ、特にアニオン性界面活性剤が適している。

【0023】アニオン性界面活性剤としては、ステアリン酸カリウムなどの炭素数12～18の高級脂肪酸のアルカリ金属塩又はアルカリ土類金属塩、卵白殻のアルカリ金属塩、炭素数12～18の高級脂肪酸のトリエタノールアミンなどの有機塩基塩、ドデシル硫酸リチウム（LDS）、ドデシル硫酸ナトリウム（SDS）などの炭素数12～18の高級脂肪酸又は高級アルコールの硫酸エスチル、アルキルスルホン酸塩、アルキルベンゼンスルホン酸ナトリウムなどのアルキルアリールスルホン酸塩などが挙げられ、特にLDS、SDSは著物を示す。アルカリ金属としては、ナトリウム、カリウム、リチウムなど、アルカリ土類金属としては、カルシウム、マグネシウムなどが挙げられる。これら界面活性剤は、共存する蛋白質の量に応じて、その使用量を漸々とが好ましく、例えば約0.001%～約1.0%v/vの範囲で用いることができる。特に好ましくはSDSを用いて、約0.05%v/v～約5%v/v、より好ましくは共存する他の蛋白質が存在しない場合には約0.5%v/v～約1.0%v/vの範囲で用いることができる。

【0024】界面活性剤でHAV抽出物を処理するにあたっては、必要に応じHAV抽出物を緩衝剤、希釈液又は希釈剤などで希釈し、所要濃度を与える界面活性剤溶液と混合するか、懸滴する。こうして得られた混合物は、必要に応じ攪拌処理ができる。また場合によっては、混合物中にガラスピードなどを加えて攪拌処理してもよい。攪拌処理は、測定精度を改善しうるものであれば、例えば緩やかな混合のみで済ますこともできるし、激しい攪拌混合であることもできる。処理温度は、室温で行うこともできるし、冷却下に行うこともできるし、37℃あるいはそれ以上の温度とすることも測定感度を改善しうるものであれば、採用できる。界面活性剤で処理されたHAV抽出物は、そのまま次の処理に使用できるし、あるいは一旦保存したのも次の処理に使用できるし、また必要に応じ遠心分離などの分離処理をし、さらに必要に応じ洗浄などの処理をして後、次の処理に使用できる。これらの処理は、測定時の非特異吸着を抑制し、感度を改善しうるよう努めることができる。

【0025】本発明の界面活性剤処理の際の処理液においては、緩衝剤、希釈液又は希釈剤、キレート化剤、保存剤などを添加して用いることができる。緩衝剤、希釈

液又は希釈剤としては、水、リン酸又はリン酸塩緩衝液、 $T_{1/2}$ は数秒、例えば生理食塩水などの塩化ナトリウム液、HEPES液、PIPES液、CAPS液、MOPS液、N⁺、N⁺-ビス(2-ヒドロキシエチル)-2-アミノエタンスルホン酸(BES)液、N-トリス(ヒドロキシメチル)メチル-2-アミノエタンスルホン酸(TEG)液、N-(2-アセトアミド)-2-アミノエタンスルホン酸(ACES)液、アミノ酸液などが挙げられる。これらは単独でも、任意に組合せて配合して用いることができる。キレート剤としては、EDTA、EGTAなどが挙げられる。

【0026】本発明においては、HAV抽出物は、必要に応じて、その感染性を不活性化する前に上記界面活性剤で処理し、つぎに得られた界面活性剤で処理されたHAVを、公知の方法又はそれと修飾した方法により不活性化処理してもよい。不活性化処理は、上記と同様にしてよく、例えば約37℃で約8.7%ホルミリン溶液の1:4000希釈下にインキュベーション処理することにより行なうことができる。

【0027】より具体的な態様において、本発明で用いられるHAV抗原試薬は、イン・ビトロの細胞培養法で得られた細胞ライゼットから得られたHAV抽出物を約0.5%v/v～約1.0%v/vの範囲の濃度のドデシル硫酸ナトリウム(SDS)液と混合し、つぎに必要に応じ、例えば室温で3時間インキュベーション処理し、SDS処理HAV抽出物を得ることによって提供されるものであることもできる。本発明では、少なくともIgMまたはIgM含有水溶液処理工程と組合せ、その得られたSDS処理HAV抽出物を用いた試料中のHAV抗体の免疫測定試薬及びそれを用いた試料中の抗体の測定法も提供される。抗原試薬は、ウイルス培養液から得ることもできるが、蛋白質組換えの手法を用い、大腸菌、酵母などで発現させた組換え抗原であることもできる。

【0028】本発明において試料中の特異的IgM抗体を測定するにあたっては、抗IgM抗体は、必要に応じて、例えば、寒天、アガロース、架橋アガロース、架橋アルギン酸、セルロース、ニトロセルロースやカルボキシルセルロースなどのセルロースエーステルあるいは混合セルロースエーステル、紙、デキストラン、ゼラチン、架橋ゼラチン、キチン、コラーゲン、綿などの生体由来高分子あるいは天然物由来高分子、ポリスチレン、スチレン-1-ブタジエン共重合体、ポリ塩化ビニル、ポリ酢酸ビニル、ポリエチレン、ポリブロビレン、ポリビニルアルコール、ラチレン-メタクリレート共重合体、ポリグリジルメタクリレート、アクリレイン-エチレングリコールジメタクリレート共重合体、ポリメタクリレート、ポリアクリルアミドなどのアクリル樹脂、イオン交換樹脂、光架橋樹脂、ポリエスチル、ポリアミド、ポリアセタールなどの合成高分子、樹脂などの天然あるいは合成

の樹脂あるいは非樹脂の重合炭水化物、重合炭水化物など、それらの架橋誘導体など、ガラス、例えば活性化ガラスなど、シリカゲル、アルミナ、シリカアルミナ、硫酸バリウム、セラミック、カーボン、硫酸マグネシウムなどの無機質材料などからなる微粒子、ビーズ、マイクロプレート、マイクロタイヤー、ウェル、マイクロチューブ、ストリップ、メンブレン、トレイ、ゲルなど、さらには赤血球、ゴム、ラテックス粒子、乳剤などの固相に固定しておき、この固相を、分析対象としての特異的IgM抗体を含有する試料と接触させ、こうして固相化された抗IgM抗体と、分析試料中の特異的IgM抗体とを特異的に結合反応せしめ、この固相化された抗IgM抗体に結合した特異的IgM抗体を検知することにより行なうことができる。

【0029】好ましい態様において、本発明では試料と反応せしめられる抗ヒトIgM抗体結合固相としては、ポリスチレン製のビーズ、ポリスチレン製の微小粒子などを用いることができる。また、抗体としては、ヒトIgMに対する抗体であれば特に限定されることなく用いることができる。抗体は常法により得ることができ、例えば特松液、池飼、実験生物学講座1、免疫生物学、丸善株式会社、昭和60年、日本生化学会編、新編生化学実験講座5、免疫生化学研究法、東京化学開発、1986年、日本生化学会編、新生化学実験講座12、分子免疫学I II、抗原・抗体・補体、東京化学開発、1992年などに記載の方法に準じて、例えばウマ、ウシ、ヒツジ、ウサギ、ヤギ、ラット、マウスなどを免疫するなどして得たり、モノクローナル抗体であることとでき、これらは単独でもあるいはこれらを組合せて用いることは任意にできる。これら抗体は、必要なら、バブシン、ペバインなどの酵素で消化して、F(ab')₂、F(ab')₂として使用してもよい。抗ヒトIgM抗体としては、好ましくはμ型にに対して特異的に反応する抗体、抗H链抗体が挙げられ、これらはマウスミエローマ細胞を用いて細胞融合技術を利用して得られたモノクローナル抗体であってもよいことはいうまでもない。対象抗原に対する抗体の場合も上記と同様にして調製したり、固相化したり、修飾したり、精製したり、モノクローナル抗体を作成したりすることができる。

【0030】ラジオイムノアッセイ、静免疫吸収測定法、蛍光免疫測定法、化学発光免疫測定法などでは、¹²⁵I、³Hなどの放射性同位素、西洋などびペルオキシダーゼ、アルカリフィオラスターゼ、アルカリフィオラスターゼなどの酵素、フルオレッセインなどの螢光色素、アクリジニウムエステル類などの化学発光色素、金コロイド、セレニウムコロイドあるいは有色ラジックス粒子などの有色物質などで標識された抗原あるいは抗体が試薬として用いられ、分析試料中の抗体あるいは抗原を直接あるいは間接に結合反応せしめ、その放射活性、螢光活性、化学発光あるいは色の有無などを測定して、

試料中の抗体等が存在していたか否かを判別することができる。本発明においては、特に化学発光標識法、例えばアクリジニウムエヌカルボニルあるいは螢光標識法、例えばフルオレッセンスなどで標識された抗体試薬を用いる化学発光あるいは螢光免疫測定法は自動化された測定ができる好ましい方法である。特にアクリジニウムエヌカルボニルで標識された抗体試薬を用いる化学発光免疫測定法は自動化された測定ができる好ましい。

【0031】アクリジニウムエヌカルボニルとしては、例えば特開昭6-2-36598号公報、特開昭6-2-61969号公報、特開昭6-3-57573号公報、特開昭6-3-101268号公報、特開昭6-3-12564号公報、特開平1-199949号公報、特開平1-261461号公報、特開平2-96567号公報、特開平2-133469号公報、特開平2-503268号公報、特開平2-5-01772号公報、欧洲特許公開出願第0082636号、英國特許明細書第1,461,877号、米国特許明細書第3,539,574号などに記載のN-アルキル又はアリールアクリジニウム-9-カルボン酸エヌカルボニルなどが挙げられる。

【0032】特に、特開昭6-3-12564号公報、米国特許明細書第3,539,574号などに記載の1-0-アルキル、N-アルキル又はアリールースルホニル-N-アルキル又はアリールースルホニルアクリジニウム-9-カルボキサミド、N-メチルアクリジニウム-9-カルボン酸エヌカルボニルなどは代表的な化学発光標識として挙げられる。アクリジニウム標識の場合、測定前に発色試薬処理、例えば過酸化水素、例えば約0.01%～約0.1%の過酸化水素水溶液、及び水酸化ナトリウム、例えば約0.05N～約0.5Nの水酸化ナトリウム水溶液で処理してから、ルミノメーターなどを用いて測定を行うことができる。

【0033】勿論、標識剤は上記のものに限られることがなく、測定に使用される機器、場所などを考慮し、適宜該分野で使用することが知られているものの中から目的に応じ選択して用いることができる。

【0034】因相あるいは界面などと抗原あるいは抗体などを結合あるいは吸着させるには、当該分野で乳用されている方法を用いることができ、例えばイオン相互作用、疎水相互作用、共有結合などの物理的吸着や化学的結合により行うことができる。例えば、架橋剤としては、グルタルアルデヒド、1-コチル-3-(3-ジメチルアミノ)プロピル)カルボジイド、N、N'-o-フェニレンジメイド、N-スクシンイミジル-3-(2-ビリジルジチオ)プロピオネット、N-スクシンイミジル-S-アセチルメルカプトアセテート、N-スクシンイミジル-4-(N-メレイミドメチル)シクロヘキサン-1-カルボキシレート、N-スクシンイミジル-6-メレイミドヘキサノエート、N-スクシンイミジル-4-ヨードアセチルアミノベンゾエート、N-スク

シンイミジル-3-(p-ヒドロキシフェニル)プロピオネット、N-スクシンイミジル-m-メレイミドペソエート、N-スクシンイミジル-4-メレイミドブチレート、N-スクシンイミジル-(p-メレイミドフェニル)アセテート、N-スクシンイミジル-4-(p-メレイミドフェニル)ブチレートなどが挙げられる。

【0035】本発明の測定系においては、前記以外の界面活性剤、緩衝液、希釈液又は希釈剤、プロッキング剤、キレート化剤、保存剤などを含有させるようにして用いることができる。界面活性剤としては、ポリオキシエチレンソルビタン(代表的なものは、Tween-20などの商品名で入手しらる)、ポリオキシエチレンエーテル(代表的なものは、Triton X-100などの商品名で入手しらる)、オクチルフェノール・エチレンオキサイド結合物(代表的なものは、Nonidet P-40などの商品名で入手しらる)などが挙げられる。緩衝剤、希釈液又は希釈剤としては、上記したような水、リン酸緩衝液、Tris緩衝液、生理食塩水など、HEPES液、PBES液、CAPS液、MOPS液、アミノ酸液などが挙げられる。これらは単純でも、任意に配合しても用いることができる。キレート化剤としては、EDTA、EGTAなどが挙げられる。

【0036】保存剤としては、例えばナトリウムアジド、エチルペラベンなどが挙げられる。その他、本発明の測定系には、各種動物の血清、例えば牛血清、ウシ血清アルブミン(BSA)、ウシ胎児血清(FCS)、ヤギ血清、卵白アルブミン、ゼラチン、各種乳蛋白質、例えばスクミルク、カゼイン、カゼイン分解物、ホエー蛋白質など、ポリビニルアルコール、ポリビニルビロドンなどからなる群から選ばれたものを添加することができる。

【0037】本発明においては、試薬は単一の容器あるいは複数の容器に入れてあり、使用にあたり配合されて用いるようになっていてもよい。【g M抗体測定の代表的なHAV感染診断のための測定系】のより具体的な態様においては、本発明は、試料を適当な濃度に生理食塩水などで希釈し、例えば約80～120倍、好ましくは約100倍に希釈し、ついで適当な量の牛血清アルブミン液で安定化されたヒトIgM溶被及びヒトIgM抗体結合因相阻体あるいは粒子状阻体などを反応させ、次に

(1) HAV感染培養細胞から収穫されたHAV抽出物又は(2)このHAV抽出物を少なくとも界面活性剤、例えばSDSで処理して得られたHAV抗原と免疫学的に反応させ、得られた反応生成物に化学発光標識抗HAV抗体、例えばアクリジニウム標識抗HAV抗体を免疫学的に反応させ、過酸化水素溶液及び水酸化ナトリウム溶液からなるトリガーテストと反応させた後検知を行うことを特徴とするHAV抗体の測定法が提供される。

【0038】本発明においては、特異的IgM抗体を測定する公知の免疫学的測定法にそれを利用可能であり、

例えば、ウイルス感染、病原性微生物感染などにより生ずる特異抗体測定系に応用できることと考えられる。ウイルスとしては、単純ヘルペス、水痘ウイルス、ムンブス、麻疹、風疹、AIDSウイルス(HIV)、A型肝炎ウイルス(HAV)、B型肝炎ウイルス(HBV)、C型肝炎ウイルス(HCV)などが挙げられ、病原性微生物などとしては、志賀菌(Shigella dysenteriae)、百日咳菌(Bordetella pertussis)などが挙げられる。

【0038】

【実験例】次に実施例を示して、本発明を更に具体的に説明するが、本発明はこの具体例により限定されるものではなく、その思想に従うかぎり各種の形態で実施できることは理解されるべきである。

実施例1

牛血清アルブミン液で安定化されたIgMの調製

市販のヒトIgM液(米国ケミコン・インターナショナル社製[Chemicon International, U.S.A.])を1%の牛血清アルブミンを含有し、0.9%塩化ナトリウム及び0.1%アジナトナトリウムを含有する0.01Mのトリス(Tris)塩酸緩衝液(pH 8.5)中に希釈した(7.5μg/ml IgM)。得られた牛血清アルブミン液で安定化されたIgM液を4℃で様々な時間保存後希釈用ヒトIgM試薬として用いた。

【0040】抗ヒトトト-IgM抗体被覆微粒子の調製
マウスから得られたヒトIgMのμ鎖に対して特異性をもつがリクローナル抗体(米国ジャクソン・イムノ・リサーチ・ラボ社製[Jackson Immuno Research Lab., U.S.A.])をカルボキシル化ボリスチレンラテックス微粒子(米国セラダイ社製[Seradyn, U.S.A.]; 0.2μm)に以下に記載の方法で結合した。まず、0.015MのMES(2-(N-メチルホリノ)エクサンスルホン酸)緩衝液(pH 4.7)中の1-エチル-3-(3-ジメチルアミノプロピル)カルボジイミド(EDAC; 1.6mg/ml)を用いてボリクローナル抗体抗ヒトIgM抗体(1.60mg/ml)を室温で1.5時間かけて結合した。次に1%ツイーン(Tween)20及び0.9%NaClを含有する0.05Mのリン酸緩衝液(pH 7.2)を用いて洗浄した。最終的には、0.05%セラチン、0.1%ツイーン20、0.9%NaCl及び0.1%アジナトナトリウムを含有する0.01Mのトリス(Tris)緩衝液(pH 7.4)中に貯蔵した。被覆微粒子の圆形分の%が、0.0625%になるように貯蔵バッファーで希釈し、抗ヒトトト-IgM抗体被覆微粒子試薬とした。

【0041】アクリジニウム標識抗HAV抗体の調製
β-アラニンアクリジニウム(1mg)を無水ジメチルホルムアミド(DMF)(100μl)中に溶解し、N-ヒドロキシスルシンイミド(NHS)(5.75mg

/ml、5.0μl)及びEDAC(9.8mg/ml、5.0μl)を連続して添加し、暗所、25℃で4時間攪拌することにより活性化した。プロテインA精製モノクローナル抗体(1mg/ml)を含有している、0.9%NaCl及び0.5%CHAPSを含む0.1Mのリン酸緩衝液(pH 8.0)に活性化アクリジニウムを加え(抗体の4倍のモル数)、反応混合物を室温中で10分間攪拌した。緩衝液を0.1%CHAPS、0.1%アジナトナトリウム及び0.9%NaClを含有する0.01Mのリン酸緩衝液(pH 6.3)に置き換えた後、懸濁物を遠心分離にかけ、上清を置換後のものと同じ緩衝液で平衡化したバイオセル(SEC-250(米国バイオラッド社製[Bio-Rad, U.S.A.])のHPLCカラム上のクロマトグラフィーにかけた。それぞれのフラクション(1ml)を36.9nm及び280nmでの紫外外光分析により分析し、アクリジニウムの結合量を決定した。結合体を濃縮マラクション(約10.0μg/ml)中、約4℃で貯蔵し、使用前に1%カゼインナトナトリウム、0.1%ツイーン20、0.1%アジナトナトリウム、5mM EDTA及び0.9%NaClを含有する0.05Mのリン酸緩衝液(pH 6.3)で希釈し、アクリジニウム標識抗HAV抗体試薬とした。

【0042】HAV抗原の調製

HAVは脊髄培地中のベース-アレキサンダー細胞(Baeth-Alexander Cells)を用いて培養した。培養細胞に、0.5%トライpton(Triton)X-100を含有しかつ5mM EDTA及び0.9%NaClを含む0.02Mリン酸緩衝液(pH 7.2)を混合し、36℃で16~6時間攪拌した後、遠心分離にかけ、上清を捨てることにより、HAV抽出物をホルムアルデヒド希釈倍率で1:4000となるように添加した後、36℃で3時間攪拌して、HAVの感染性を不活性化した。不活性化したHAV抽出物は、1%牛血清アルブミン、0.05%ツイーン20、0.1%アジナトナトリウム、5mM EDTA及び0.9%NaClを含有する0.01Mのリン酸緩衝液(pH 7.2)で希釈し、HAV抗原試薬とした。HAV抗原試薬は使用まで4℃で貯蔵した。

【0043】アッセイ

IgM型HAV抗体陽性バネル試料を生理食塩水で希釈した。4℃で様々な時間保存した牛血清アルブミン液で安定化されたIgM試薬(3.0μl)を用いて希釈試料をさらに5倍に希釈した。比較としてIgM型HAV抗体陰性バネル試料を生理食塩水で希釈した後に、牛血清アルブミン液非添加IgM含有緩衝液(それぞれ0.01Mのトリス緩衝液(pH 8.5)、0.01Mのトリス緩衝液(pH 7.4)、0.01Mのトリス緩衝液(pH 8.5)、0.01Mのトリス緩衝液(pH 7.2))を用いてさらに5倍に希釈した。希釈した

試料 (1.25 μl) を容器に入れ、これに抗ヒトμ-1 g M抗体被覆微粒子試薬 (30 μl) を添加し、37°Cで20分間反応させた。反応した微粒子をガラス繊維フィルターで捕捉し、0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (300 μl) で2回洗浄した。次にHAV抗原試薬 (30 μl) をフィルター表面に添加し、37°Cで20分間フィルター表面に捕獲されている微粒子と反応させた。フィルターを0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (100 μl) で1回、そして同緩衝液 (300 μl) で1回洗浄した。次にアクリジニウム標識抗HAV抗体試薬 (30 μl) をフィルター表面に添加し、37°Cで10分間フィルター表面に捕獲されている微粒子と反応させた。フィルターを0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (100 μl) で1回、そして同緩衝液 (300 μl) で1回洗浄した。

【0044】このフィルターを化学発光読取り機に移し、この中で0.25NのNaOH中の0.4%過酸化水素を含む発光溶液 (50 μl) をフィルターに送り込んだ。微粒子に結合したアクリジニウムが発光し、生じた光の量を測定した。結果を図1に示す。牛血清アルブミン被覆液 (1g M試薬では、保存時間の経過と共に1g M試薬では、保存時間の経過によっても発光量 (光子カウント) の増加は実質的ない。

【0045】実験例2

SDS処理HAV抗原の調製

HAVは栄養培地中のバース...アレキサンダー細胞 (B a r t h - A l e x a n d e r C e l l s) を用いて培養した。培養細胞に、0.5%トライトン (T r i t o n) X-100を含有した5mM EDTA及び0.9%NaClを含む0.02Mリン酸緩衝液 (pH 7.2) を混合し、36°Cで16~6時間振盪した後、遠心分離にかけ、上清を捨てることにより、HAV抽出物をカルムアルブリビド希釈倍率で1:4000となるように添加した後、36°Cで2日間振盪して、HAVの感染性を不活性化した。不活性化したHAV抽出物にSDSを添加し、室温で24時間振盪して、SDS処理HAV抽出物を得た。SDSは、2wt%までの各種濃度となるように添加した。SDS処理HAV抽出物は、0.1%のアジナトリウム、5mM EDTA及び0.9%NaClを含む0.01Mリン酸緩衝液 (pH 7.2) で希釈して、SDS処理HAV抗原試薬とした。SDS処理HAV抗原試薬は使用時まで4°Cで貯蔵した。

【0046】アッセイ

実験例1と同様にして、HAV-M陽性バネル試料を生理食塩水で希釈した。希釈試料を牛血清アルブミン液で希釈された1g M試薬 (30 μl) を用いてさらに5倍に希釈した。比較としてはHV-M陰性バネル試料を

生理食塩水で希釈した後に、牛血清アルブミン液並びに1g M試薬を用いてさらに5倍に希釈した。希釈した試料 (1.25 μl) を容器に入れ、これに抗ヒトμ-1 g M抗体被覆微粒子試薬 (30 μl) を添加し、37°Cで20分間反応させた。反応した微粒子をガラス繊維フィルターで捕捉し、0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (300 μl) で2回洗浄した。次にSDS処理片AV抗原試薬 (30 μl) をフィルター表面に添加し、37°Cで20分間フィルター表面に捕獲されている微粒子と反応させた。フィルターを0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (100 μl) で1回、そして同緩衝液 (300 μl) で1回洗浄した。次にアクリジニウム標識抗HAV抗体試薬 (30 μl) をフィルター表面に添加し、37°Cで10分間フィルター表面に捕獲されている微粒子と反応させた。フィルターを0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (100 μl) で1回、そして同緩衝液 (300 μl) で1回洗浄した。このフィルターを化学発光読取り機に移し、この中で0.25NのNaOH中の0.4%過酸化水素を含む発光溶液 (50 μl) をフィルターに送り込んだ。微粒子に結合したアクリジニウムが発光し、生じた光の量を測定した。実験例1と同様な結果が得られた。

【0047】実験例3

実験例1と同様にして、HAV-M陽性バネル試料を生理食塩水で希釈した。希釈試料を種々の濃度に牛血清アルブミン液で希釈された1g M試薬を用いてさらに希釈した。比較としてはHV-M陰性バネル試料を生理食塩水で希釈した後に、牛血清アルブミン液並びに1g M試薬を用いて希釈した。希釈した試料 (1.25 μl) を容器に入れ、これに抗ヒトμ-1 g M抗体被覆微粒子試薬 (30 μl) を添加し、37°Cで20分間反応させた。反応した微粒子をガラス繊維フィルターで捕捉し、0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (300 μl) で2回洗浄した。次にSDS処理HAV抗原試薬 (30 μl) をフィルター表面に添加し、37°Cで20分間フィルター表面に捕獲されている微粒子と反応させた。フィルターを0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (100 μl) で1回、そして同緩衝液 (300 μl) で1回洗浄した。次にアクリジニウム標識抗HAV抗体試薬 (30 μl) をフィルター表面に添加し、37°Cで10分間フィルター表面に捕獲されている微粒子と反応させた。フィルターを0.1Mのホウ酸緩衝液 (pH 8.5) (100 μl) で1回、そして同緩衝液 (300 μl) で1回洗浄した。

【0048】このフィルターを化学発光読取り機に移し、この中で0.25NのNaOH中の0.4%過酸化水素を含む発光溶液 (50 μl) をフィルターに送り込んだ。微粒子に結合したアクリジニウムが発光し、生じた光の量を測定した。牛血清アルブミン液で希釈されたヒト1g M含有液で希釈することにより、より少量の

1 g M 含有液の使用で効果が得られることが判明した。こうした測定系において、牛血清アルブミン液で安定化された 1 g M 試薬は保存性、利便性が得られることがわかる。免疫学的測定における試薬として、このように優れた性状を示すことは予想外のことである。

【0049】

【発明の効果】試料中の 1 g M 抗体の測定において、希釈液量の削減を図り、必要な測定範囲を得ると共により簡便な測定を行うため、被検試料を少なくとも牛血清アルブミン液で安定化された 1 g M または 1 g M 含有水溶液により希釈することで、安定した、さらに自動化に有利な広範囲の測定系を組み立てることが可能となつた。牛血清アルブミン液で安定化された 1 g M または 1 g M 含有水溶液は、保存安定性に優れ、簡便に利用でき、さらに牛血清アルブミン液非添加 1 g M よりも大きな効果をもたらす。 1 g M 含有水溶液試薬は、測定の度毎に希釈したり、調製したりする必要がなくなり、一旦調製された 1 g M 含有水溶液は再度測定に利用できる。牛血清アルブミンは、大量且つ安定して入手できるので、安価な免疫学的測定用 1 g M 試薬を得ることが出来る。

【画面の簡単な説明】

【図1】種々の時間保存した後の牛血清アルブミン液で安定化された 1 g M 希釈液で希釈された場合と牛血清アルブミン液非添加 1 g M 希釈液で希釈された場合との免疫測定での発光量における関係を示す。

【図1】

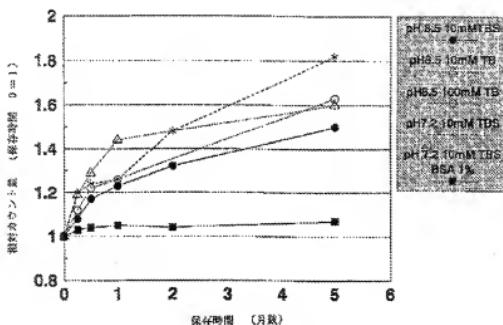


図1 免疫測定における 1 g M の保存安定性試験の結果